

PCT

ORGANISATION MONDIALE DE LA P.
Bureau interna



DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIÉE EN VERTU DU TRAIT

WO 9606638A1

(51) Classification internationale des brevets ⁶ : A61K 39/39, 39/245, C07K 19/00 // 14/045, C12N 15/38, 15/62		A1	(11) Numéro de publication internationale: WO 96/06638 (43) Date de publication internationale: 7 mars 1996 (07.03.96)
(21) Numéro de la demande internationale: PCT/FR95/01138		(81) Etats désignés: AU, CA, JP, KR, US, brevet européen (AT, BE, CH, DE, DK, ES, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE).	
(22) Date de dépôt international: 31 août 1995 (31.08.95)		Publiée <i>Avec rapport de recherche internationale. Avant l'expiration du délai prévu pour la modification des revendications, sera republiée si de telles modifications sont reçues.</i>	
(30) Données relatives à la priorité: 94/10479 31 août 1994 (31.08.94) FR			
(71) Déposants (<i>pour tous les Etats désignés sauf US</i>): BIOVECTOR THERAPEUTICS S.A. [FR/FR]; Parc du Canal, 10, avenue de l'Europe, F-31520 Ramonville-Saint-Agne (FR). INSTITUT NATIONAL DE LA SANTE ET DE LA RECHERCHE MEDICALE (INSERM) [FR/FR]; 101, rue de Tolbiac, F-75013 Paris (FR).			
(72) Inventeurs; et			
(75) Inventeurs/Déposants (<i>US seulement</i>): BETBEDER, Didier [FR/FR]; 16, place de la Peupleraie, F-31140 Aucamville (FR). DAVRINCHE, Christian [FR/FR]; 14, rue Charles-de-Gaulle, F-31700 Cornebarrieu (FR). DAVIGNON, Jean-Luc [FR/FR]; 15, rue des Biches, F-31170 Tournfeuille (FR). PRIEUR, Eric [FR/FR]; Bâtiment A1, Appartement 13, 56, chemin de la Pélude, F-31400 Toulouse (FR).			
(74) Mandataire: WARCOIN, Jacques; Cabinet Regimbeau, 26, avenue Kléber, F-75116 Paris (FR).			

(54) Title: METHOD FOR ENHANCING IMMUNOGENICITY, PRODUCT OBTAINED AND PHARMACEUTICAL COMPOSITION

(54) Titre: PROCEDE POUR AUGMENTER L'IMMUNOGENICITE, PRODUIT OBTENU ET COMPOSITION PHARMACEUTIQUE

(57) Abstract

Method of enhancing antigen immunogenicity characterized in that the antigen is associated, through stable interactions, with a particulate vector. The vector comprises a hydrophilic non-liquid nucleus, an outer layer of compounds selected from the group of phospholipids and fatty acids. The invention also concerns the product so obtained and a pharmaceutical composition containing same.

(57) Abrégé

La présente invention concerne un procédé pour augmenter l'immunogénicité d'un antigène, caractérisé en ce que l'antigène est associé par des interactions stables à un vecteur particulaire, ledit vecteur comportant: un noyau hydrophile non liquide, une couche externe de composés choisis dans le groupe comprenant les phospholipides et les acides gras. Elle concerne également un produit ainsi obtenu et une composition pharmaceutique le contenant.

UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publient des demandes internationales en vertu du PCT.

AT	Autriche	GB	Royaume-Uni	MR	Mauritanie
AU	Australie	GE	Géorgie	MW	Malawi
BB	Barbade	GN	Guinée	NE	Niger
BE	Belgique	GR	Grèce	NL	Pays-Bas
BF	Burkina Faso	HU	Hongrie	NO	Norvège
BG	Bulgarie	IE	Irlande	NZ	Nouvelle-Zélande
BJ	Bénin	IT	Italie	PL	Pologne
BR	Brésil	JP	Japon	PT	Portugal
BY	Bélarus	KE	Kenya	RO	Roumanie
CA	Canada	KG	Kirghizistan	RU	Fédération de Russie
CF	République centrafricaine	KP	République populaire démocratique de Corée	SD	Soudan
CG	Congo	KR	République de Corée	SE	Suède
CH	Suisse	KZ	Kazakhstan	SI	Slovénie
CI	Côte d'Ivoire	LI	Liechtenstein	SK	Slovaquie
CM	Cameroun	LK	Sri Lanka	SN	Sénégal
CN	Chine	LU	Luxembourg	TD	Tchad
CS	Tchécoslovaquie	LV	Lettonie	TG	Togo
CZ	République tchèque	MC	Monaco	TJ	Tadjikistan
DE	Allemagne	MD	République de Moldova	TT	Trinité-et-Tobago
DK	Danemark	MG	Madagascar	UA	Ukraine
ES	Espagne	ML	Mali	US	Etats-Unis d'Amérique
FI	Finlande	MN	Mongolie	UZ	Ouzbékistan
FR	France			VN	Viet Nam
GA	Gabon				

PROCEDE POUR AUGMENTER L'IMMUNOGENICITE, PRODUIT OBTENU ET COMPOSITION PHARMACEUTIQUE

La présente invention se rapporte à un procédé permettant d'augmenter l'immunogénicité d'un antigène et à l'utilisation des produits susceptibles d'être obtenus notamment à titre de vaccin.

Le cytomégalovirus humain (CMV), un herpès virus à l'état latent chez les individus immunocompétents est responsable de pathologies très diverses et souvent mortelles en cas d'immunodépression (foetus, greffe, Sida, leucémie, cancer) (pour revue voir (1)). Le CMV est la source principale de malformations congénitales d'origine infectieuse. Pour toutes ces raisons le CMV pose un grave problème de santé publique. La lutte contre ce virus est limitée à la chimiothérapie par des antiviraux non spécifiques comme Ganciclovir ® et Foscarnet ®, dont les effets secondaires et la néphrotoxicité ont été décrits. En matière de prévention, l'immunothérapie passive (injection de gammaglobulines) diminue l'incidence de la primo-infection chez les greffés de moelle séronégatifs.

Chez les transplantés (allogreffes de moelle, de rein, de cœur, de foie), l'infection à CMV est associée au rejet du greffon. Les receveurs, sous immunosuppresseur (cyclosporine) sont traités au Ganciclovir ® pendant la greffe et reçoivent des gammaglobulines pendant les trois mois suivant l'intervention. L'injection intra veineuse à haute dose d'immunoglobulines chez ces patients a permis, dans certains cas, une réduction de la fréquence des pneumonies et des rejets. Ceci soulève le problème non négligeable du coût très élevé associé à ces traitements. L'infection opportuniste par CMV chez les individus HIV+ est une des plus dramatiques et nécessite une chimiothérapie par des antiviraux.

Les économies réalisées en élaborant une politique de prévention des maladies liées à l'infection par CMV chez les individus à risque seraient substantielles. En effet, des estimations du coût associé à la vaccination d'un individu et à sa prise en charge (analyses sérologiques, vaccin, traitement d'effets secondaires mineurs) effectuées aux Etats Unis (2) montrent que ce coût serait environ 50 fois inférieur à celui des soins apportés à un nouveau-né victime d'une infection congénitale. L'infection

à CMV est observée chez les 2/3 des transplantés rénaux et à une fréquence élevée chez les autres transplantés. Si elle est associée à des complications chez environ 1/3 d'entre eux, le coût annuel ajouté à celui de la transplantation est considérable. Malgré l'impact de drogues comme 5 le Ganciclovir ® ou l'injection de gammaglobulines sur la maladie, la prévention de l'infection primaire et de la réactivation chez ces patients doit être une priorité. Les bénéfices de l'immunisation sont évidents tant sur le plan clinique qu'économique.

La mise au point d'un vaccin anti-CMV devrait permettre d'enrayer 10 le développement des pathologies associées aux infections congénitales en vaccinant les jeunes femmes avant et pendant la grossesse, d'assurer la protection des malades en attente de greffes et d'initier une réponse anti-cytomégalovirus chez les individus HIV+ asymptomatiques. L'utilisation de virus tué ne semble pas appropriée car les extraits viraux n'induisent pas, 15 en général, de réponse de type TCD8+ cytotoxique. Le virus atténue soulève le problème du caractère oncogène, de la latence et de la réactivation des particules virales. Le développement de vaccins recombinants qui devrait permettre d'éviter ces risques, nécessite la connaissance des antigènes ou fragments d'antigènes (épitopes) les plus immunogènes de l'agent 20 infectieux. Le but de la vaccination est l'induction d'une immunité protectrice. Une approche rationnelle de la vaccination doit impliquer trois étapes : (i) l'identification des mécanismes effecteurs responsables de la protection, (ii) le choix d'un antigène capable d'induire une réponse chez tous les individus, et (iii) l'utilisation d'une voie d'administration du 25 vaccin capable d'induire le type de réponse souhaité (humorale: anticorps, cellulaire: cytotoxique et auxiliaire).

La défense de l'organisme contre une infection virale est assurée 30 essentiellement par le développement d'une réponse immunitaire humorale (production d'anticorps neutralisants) empêchant l'adsorption du virus à la surface cellulaire d'une part et d'une réponse cellulaire d'autre part (cellules TCD8+ cytotoxiques et TCD4+ auxiliaires) éliminant les

cellules infectées et inhibant la réplication virale (synthèse de cytokines (TNF α , IFN γ ...)). En ce qui concerne le cytomégalovirus humain, parmi les 200 protéines codées par l'ADN double brin (230 kpb), trois d'entre elles sont les cibles majeures respectives de ces différents types de réponse: la 5 glycoprotéine d'enveloppe gB (3), la phosphoprotéine du tégument pp65 (4) et la phosphoprotéine de régulation IE1 (5).

Si la mise au point d'un vaccin anti-CMV semble être une nécessité, il subsiste le problème général de la vectorisation des antigènes recombinants. Les antigènes introduits dans des structures synthétiques 10 doivent être capables d'initier ou de restaurer une réponse immunitaire B et T (auxiliaire CD4+ et cytotoxique CD8+) durable, assurant ainsi la protection des individus contre une infection primaire, une réinfection ou une réactivation du virus latent. L'activation des cellules T (cellules naïves ou cellules mémoires) est liée à la capacité de présentation de l'antigène 15 par les cellules présentatrices d'antigène dont les plus importantes sont les cellules dendritiques, les lymphocytes B et les macrophages. Dans ce contexte les particules vectrices devront permettre l'accès aux voies de présentation endogène (classe I, TCD8+) et exogène (classe II, TCD4+).

La société Biovector Therapeutics a développé un type de structure 20 appelée Biovecteur Supramoléculaire constitué d'un noyau polysaccharidique (NPS) recouvert d'une ceinture d'acides gras (CA) ou de phospholipides (BVSM.) dont on peut faire varier la composition. La maille polysaccharidique possède un degré de réticulation modulable, peut être fonctionnalisée (radical anionique ou cationique), est très stable, et 25 permet la fixation d'une quantité importante d'antigène à l'intérieur du noyau aussi bien qu'à sa périphérie.

De manière inattendue, la Demandante a trouvé que l'association 30 d'une protéine ou d'un peptide avec ces vecteurs permettait d'observer une potentialisation de la réponse immunogène par rapport à celle entraînée par l'administration de l'antigène seul.

C'est pourquoi la présente invention a pour objet un procédé pour augmenter l'immunogénérité d'un antigène, caractérisé en ce que l'antigène est associé par des interactions stables à un vecteur particulaire, ledit vecteur comportant :

- 5 - un noyau hydrophile non liquide
- une couche externe constituée de composés lipidiques choisis dans le groupe comprenant les phospholipides et les acides gras.

De préférence, le noyau est constitué d'une matrice de polysaccharides ou d'oligosaccharides naturellement ou chimiquement 10 réticulés. Selon l'un des aspects de l'invention, des ligands ioniques sont greffés sur le noyau, ce ligand pouvant notamment porter une fonction choisie dans le groupe comprenant : phosphates, sulfates, acides carboxyliques, ammonium quaternaires, amines secondaires, amines primaires.

15 Les vecteurs permettant la mise en oeuvre du procédé peuvent avoir une taille comprise entre 10 nm et 5 μ m, et des résultats particulièrement avantageux sont obtenus pour des tailles comprises entre environ 25 nm et 200 nm, notamment de l'ordre de 80 nm.

20 L'association d'un antigène à des vecteurs particulaires acylés ou phospholipidés augmente notamment la réponse proliférative de clones de cellules TCD4+ *in vitro* à cet antigène, en présence de leucocytes du sang périphérique et de lymphocytes B/EBV isolés. Les rendements d'association de l'antigène aux particules sont élevés et les complexes obtenus sont très stables en milieu physiologique. La mise en évidence 25 d'une potentialisation de la réponse proliférative T souligne les propriétés remarquables de ces biovecteurs et l'intérêt de leur utilisation potentielle en vaccination.

Ces résultats ne sont pas obtenus avec un simple mélange, sans interaction préalable, de l'antigène et du vecteur particulaire.

30 L'antigène est associé au vecteur particulaire par des liaisons ioniques et/ou hydrophobes.

Selon un aspect de l'invention, la couche externe du vecteur particulaire est constituée d'acides gras naturels fixés au noyau par des liaisons covalentes. Selon un autre aspect, cette couche externe est constituée de phospholipides naturels ou synthétiques.

5 L'invention a également pour objet un produit susceptible d'être obtenu par le procédé décrit, et qui comprend une association potentialisant l'immunogénicité, d'un antigène lié par des liaisons ioniques et/ou hydrophobes à un vecteur particulaire, ledit vecteur particulaire comportant - un noyau hydrophile non liquide et,

10 - une couche externe, associée au noyau par des interactions hydrophobes et/ou des liaisons ioniques, et constituée des composés choisis dans le groupe comprenant les phospholipides et les acides gras.

15 L'antigène peut être une protéine ou un peptide, d'origine bactérienne ou virale, ou un fragment dérivé de ces antigènes.

Plus particulièrement, l'invention concerne un produit potentialisant l'immunogénicité tel que défini précédemment dans lequel l'antigène est une protéine du CMV, ou un fragment d'une telle protéine.

20 Les propriétés remarquables de ces vecteurs peuvent en effet être exploitées pour l'encapsulation d'antigènes du CMV humain, dans le but de concevoir un vaccin recombinant qui associerait les antigènes IE1, pp65 et gB pour les raisons évoquées plus haut. Un tel produit serait capable d'engendrer une réponse humorale et cytotoxique.

25 L'antigène peut donc notamment être la protéine IE1 du CMV, ou un fragment de cette protéine.

Un fragment de la protéine virale recombinante IE1 du Cytomégalovirus humain (souche Towne) a été produit et purifié, sous la forme d'une protéine de fusion (GST-e4) dans E. Coli. L'association de la protéine à différents types de particules (NPS, CA et BVSM) de 80nm est très stable et les rendements très élevés. Nous avons décrit un effet adjuvant des complexes antigène (Ag)/ particules sur la réponse proliférative de clones TCD4+ spécifiques *in vitro*. Cet effet a été observé en utilisant comme cellules présentatrices d'antigène des leucocytes du sang périphérique et des lymphocytes B transformés par EBV (B/EBV).

La prolifération de clones T anti IE1 en présence de GST-e4 recombinante soluble ou associée à des particules suggère que le couplage de l'antigène viral à la GST bactérienne, l'absence de phosphorylation de la protéine dans ce système d'expression procaryote, et l'association à des biovecteurs n'ont pas eu d'influence sur la nature des peptides épitopes générés par les cellules présentatrices. L'une des hypothèses, par laquelle la Demanderesse n'entend aucunement limiter l'invention, est que l'effet adjuvant observé lorsque l'antigène est associé aux particules pourrait être corrélé à une capture plus importante de protéine, par la cellule présentatrice que lorsque l'antigène est soluble, comme cela a été constaté par la Demanderesse. La concentration de l'antigène dans les compartiments endo-lysosomiaux pourrait favoriser l'interaction des molécules de classe II avec des peptides viraux plutôt qu'avec des peptides endogènes ou exogènes issus de protéines du sérum par exemple. Ceci aurait pour conséquence l'expression d'un plus grand nombre de complexes DR-peptide IE1 à la surface cellulaire. L'effet potentialisateur observé avec les CA pourrait être lié à une meilleure accessibilité de l'antigène. Les vecteurs que nous avons utilisés ont permis l'incorporation d'une masse importante d'antigène par simple mélange en solution aqueuse. Ceci représente un avantage important par rapport aux protocoles d'encapsulation dans d'autres types de particules comme les liposomes (6).

Il est possible que l'effet adjuvant observé puisse aussi être médié par une opsonisation des particules, faisant intervenir l'interaction entre des IgG sériques ou des fragments du complément comme C3b et leurs récepteurs respectifs à la surface des cellules présentatrices.

La Demanderesse a montré qu'une protéine de fusion plus stable que e4 seul, entre le fragment e4 du CMV et la glutathion-S-transférase (GST), préparée par génie génétique peut être utilisée dans les vecteurs selon l'invention, sans nécessiter une étape de clivage afin d'éliminer la partie GST. Ceci représente un progrès considérable car une telle protéine est aisément purifiable et la suppression de l'étape de clivage permet d'augmenter le rendement et d'envisager sa production à grande échelle.

L'invention a donc également pour objet une protéine de fusion, caractérisée en ce qu'elle comprend le fragment e4 de la protéine IE1 du CMV et au moins une partie de la protéine glutathion-S-transférase.

Le but de la vaccination est d'induire la maturation de cellules impliquées dans l'élimination spécifique d'un agent pathogène et de maintenir des clones de cellules mémoires spécifiques des antigènes cibles dans la circulation et dans les organes lymphoides secondaires. La contribution importante des cellules B en tant que cellules présentatrices d'antigène à l'activation des cellules T a été rapportée (7). Il a été montré que la cellule B n'endocyte efficacement les antigènes solubles, à faible concentration, que par l'intermédiaire de son immunoglobuline de surface. Les travaux destinés à cibler des liposomes sur des lymphocytes B faisaient appel à la fixation à leur surface d'anticorps monoclonaux (8) destinés à interagir avec les immunoglobulines de surface de ces cellules. La fréquence des lymphocytes B spécifiques étant très faible, l'effet observé ici en utilisant des particules devrait permettre d'amplifier la réponse T spécifique à l'antigène complexé sans passer par une reconnaissance par les lymphocytes B spécifiques. La présentation d'un Ag aux cellules TCD4+ activée induit, outre leur prolifération, la sécrétion de cytokines et l'expression de molécules de surface importantes pour la prolifération et la différentiation des cellules B en plasmocytes sécrétant des anticorps.

Selon un autre aspect, l'invention a pour objet une composition pharmaceutique, caractérisée en ce qu'elle comprend un antigène associé à un vecteur particulaire selon les modalités définies précédemment, dispersé dans des excipients pharmaceutiquement acceptables.

Elle a également pour objet un produit ou une composition tels que définis précédemment, pour leur utilisation à titre de vaccin.

Les exemples qui suivent sont destinés à illustrer l'invention sans aucunement en limiter la portée. Dans ces exemples, on se référera aux figures suivantes :

Figure 1 : Représentation schématique du fragment d'ADN génomique viral contenant l'ADNc de IE1.

5 Figure 2 : Représentation schématique de la protéine de fusion GST-e4

10 Figure 3 : Analyse de l'expression de GST-e4 par E. Coli en électrophorèse sur gel de polyacrylamide-SDS (SDS-PAGE).: Les lysats de bactéries non recombinantes (1) et recombinantes GST-e4 (2) ont été soumis à une SDS-PAGE et colorés au bleu de coomassie. Après passage sur colonne d'affinité-glutathion, les éluats ont été analysés dans les mêmes conditions (2, 4). Le poids moléculaire apparent des marqueurs (M) est indiqué.

15 Figure 4 : Analyse en "western blot" (A) et autoradiographie (B) de l'expression de GST-e4 par E. Coli. Les lysats bactériens ont été soumis à une SDS-PAGE puis transférés sur membrane de nitrocellulose. Une incubation de la membrane en présence de l'anti peptide 85.75 a révélé la présence de GST-e4 dans le lysat total (5), le culot et le surnageant de sonication (4, 3), et dans la fraction retenue sur la colonne d'affinité (2). La piste 1 contient un lysat de bactéries non recombinantes. La figure 4.B correspond à l'autoradiographie de la membrane.

20 Figure 5 : Courbe de saturation des BVSM par GST-e4 purifiée: Des quantités croissantes de GST-e4 froide (50 à 400 µg) ont été préincubées avec des BVSM (100 µg). Les complexes ainsi formés, ont été incubés en présence de GST-e4 radiomarquée (GST-e4*) et le taux d'association (cpm) de la protéine chaude a été déterminé par comptage après ultrafiltration sur Microsep 300.

25 Figure 6 :Stabilité de l'association GST-e4/ particule: Des complexes GST-e4*/particule ont été incubés en milieu RPMI/SVF à 37°C de 0 à 6 jours. Le pourcentage de GST-e4* associé au terme de chaque période d'incubation a été déterminé par comptage après ultrafiltration.

5 **Figure 7 : Capture de GST-e4* soluble ou associée aux particules par des lymphocytes B/EBV.** L'antigène radioactif GST-e4*, libre ou associé à des particules (NPS, CA, BVSM) a été incubé en présence de 5x10⁵ lymphocytes B/EBV dans du RPMI/SVF, à 37°C pendant 15h. Le pourcentage de capture (A), la quantité d'antigène associé aux cellules (B), et la quantité d'antigène retrouvé dans le milieu (C) sont représentés en fonction de la concentration en protéine dans les puits

10 **Figure 8 : Capture de GST-e4* soluble ou associé aux particules par la lignée macrophagique "Mono Mac 6":** L'antigène radioactif GST-e4*, libre ou associé à des particules (NPS, CA, BVSM) a été incubé en présence de 5x10⁵ cellules Mono Mac 6 dans du RPMI/SVF, à 37°C pendant 15h. Le pourcentage de capture (A), la quantité d'antigène associé aux cellules (B), et la quantité d'antigène retrouvée dans le milieu (C) sont représentés en fonction de la concentration en protéine dans les puits

15 **Figure 9 : Test de prolifération du clone (A3) en présence de lymphocytes B/EBV et du mélange CA vides/GST-e4:** Les cellules du clone A3 ont été incubées en présence de lymphocytes B/EBV irradiés et d'antigène soluble seul (GST, GST-e4), ou avec des CA vides (CA + GST-e4), et avec l'antigène associé à des CA (CA/GST-e4). La prolifération a été déterminée par l'incorporation de [³H]-thymidine, mesurée en cpm.

20 **Figure 10 : le GST-e4 est protégé de la protéolyse grâce à sa fixation à des biovecteurs.** Du GST-e4, libre ou associé à des NPS, a été incubé avec de la trypsine (rapport en masse 1/600), et on a mis fin à la réaction comme indiqué. Des échantillons ont été soumis à une SDS-PAGE, et le GST-e4 de 82 kDa a été quantifié par exploration densitométrique du gel. Les résultats ont été exprimés en pourcentage du GST-e4 de départ.

25 **Figure 11 : La réponse des lymphocytes T CD4+ au GST-e4, est améliorée in vitro après fixation aux biovecteurs avec des PBL comme CPA.** Les cellules provenant du clone "BeA3" ont été cultivées en présence de PBL irradiés et de différentes concentrations de GST-e4 (A) et de GST (B), sous forme libre 30 ou particulaire.

Figure 12 : On a amélioré *in vitro* la réponse des lymphocytes T CD4+ au GST-e4 après fixation à des biovecteurs avec des lymphocytes B transformés par le virus EBV, à titre de CPA. Les cellules provenant du clone "BeA3" ont été cultivées en présence de cellules B transformées par l'EBV et irradiées, et de différentes concentrations de GST-e4 (A) et de GST (B), sous forme libre ou particulaire.

Exemples

10 1) Matériels et méthodes

Synthèse des vecteurs cationisés de taille 80 nm :

15 Les vecteurs utilisés dans cette étude ont tous été dérivés du même noyau polysaccharidique synthétisé à partir du même lot (NPS). Ces NPS ont été soit acylés avec de l'acide palmitique (CA), soit phospholipidés avec différents types de phospholipides (BVSM).

Synthèse des NPS

20 100 g de Maltodextrine (Glucidex 6, Roquettes), conforme à la monographie maltodextrine de la pharmacopée US NF XVII, ont été dissous dans 17 ml d'eau sous agitation mécanique violente puis transférés dans un réacteur en verre, auquel ont alors été ajoutés 2.4 g de NaBH₄. Une demi-heure plus tard, ont été ajoutés 44 ml de soude 10 N puis 9.72 ml (0.124 mole) d'un agent réticulant, l'épichlorhydrine (Fluka). Après 90 min de réaction à température ambiante, 31.18 g d'un agent cationisant, l'hydroxycholine (glycidyltrimethylammonium chloride, Fluka), préalablement dissout dans 20 ml d'eau ont été ajoutés. L'incubation a été maintenue pendant 20 h sous agitation mécanique. Le gel obtenu a été dilué avec 1.5 l d'eau puis neutralisé à l'acide acétique. Le gel a ensuite été broyé dans un homogénéisateur par extrusion sous haute pression, puis ultrafiltré sur module filtrant de 40 kDa. L'ultrafiltration a été stoppée lorsque l'ultrafiltrat ne réagissait plus au nitrate d'argent. L'analyse de la taille des nanoparticules (NPS) a été effectuée avec un Nanosizer Coulter N4SD.

Synthèse des coeurs acylés (CA)

5 A 10 g de NPS fraîchement lyophilisés préalablement dispersés dans 100 ml de dichlorométhane (distillé extemporanément), ont été ajoutés 9,34 ml de chlorure d'acide palmitique. La réaction a été poursuivie pendant 4 heures à température ambiante. Après avoir ajouté 200 ml de diéthyl éther au milieu réactionnel, les CA ont été filtrés sur Buchner, lavés à l'éthanol, repris dans 500 ml d'eau et homogénéisés.

10 *Synthèse des BVSM*

Les NPS ont été phospholipidés (20% pds/pds de NPS lyophilisés) avec différentes proportions de phospholipides

15 *Tests de toxicité in vivo*

20 Les vecteurs testés (NPS, CA, BVSM) ont été remis en suspension dans l'eau, à une concentration de 1mg/ml. La pyrogénicité des échantillons a été déterminée *in vivo* chez le lapin à la dose de 100 µg de vecteur par dose selon la pharmacopée Européenne.

*Production de la protéine de fusion GST-e4 dans *Escherichia coli* :*25 *Clonage dans *Escherichia coli*:*

30 L'ADNc correspondant à l'exon 4 (e4, figure 1) a été obtenu par amplification (PCR) à la Taq polymérase (Proméga, Coger, France) à partir du plasmide pRL 103 (don de R. LaFemina, (9)) contenant la région IE du CMV (souche Towne). Les amorces, A 1 (A1 = 5'CCGGGCAATTCTCATGGTCAAACAGATTAAGGTTGAG3') et A2 (A2 = 5'CCGGGGAAGCTTTACTGGTCAGCCCTGCTTCTA3') c o r respondant respectivement à l'extrémité 5' et 3' de e4 ont été utilisées. Des sites EcoR I (7) et Hind III (6) ont été introduits dans ces amorces pour permettre

l'insertion du fragment de PCR dans le plasmide pGEX-KG (10). Le fragment inséré est en phase avec le gène de la glutathion-S-transférase (GST) dont le promoteur est inductible à l'isopropyl-thiogalactoside (IPTG, Sigma, France). Entre l'extrémité 3' du gène de la GST et le site multiple de clonage 5 se situe une région codant pour un site de clivage peptidique spécifique de la thrombine. La transformation des bactéries *Escherichia coli* DH5 α (Gibco, Cergy, France) et le criblage des recombinants ont été effectués selon les techniques classiques (11). L'insertion du produit de PCR correspondant à l'exon 4 dans pGEX-KG a été vérifiée par l'analyse, sur 10 plusieurs clones, des fragments de restriction de l'ADN plasmidique, visualisés après électrophorèse en gel d'agarose à 1% en bromure d'éthidium (BET). L'insertion dans pGEX-KG a été confirmée en testant l'expression du produit recombinant GST-e4 après induction par l'IPTG. Les clones positifs ont été séquencés selon la technique de Sanger (12) avec un 15 kit "Hot tub sequenase" (Pharmacia, Saint Quentin Yvelines, France) selon les indications du fournisseur.

Expression et purification de GST-e4 :

20 Les bactéries recombinantes conservées à -80°C ont été mises en culture dans du milieu "Luria broth" (Difco, Osi, France) contenant 50 μ g/ml d'ampicilline (LB/Ap) (Sigma). Cette préculture, diluée au 1/10ème en LB/Ap a été cultivée dans les mêmes conditions jusqu'à DO/600nm = 1.0. L'induction de l'expression du produit recombinant GST-e4 a été réalisée 25 en ajoutant 100 μ M d'IPTG à la culture. L'incubation a été poursuivie pendant 2 heures à 25°C pour éviter la formation de corps d'inclusions (13). Les bactéries, récoltées par centrifugation ont été lavées dans du PBS ("phosphate buffered saline", pH 7.3, 4.3 mM Na₂HPO₄, 1.4 mM KH₂PO₄, 137 mM NaCl, 2.7 mM KCl). Le culot de cellules, conservé une nuit à -80°C puis 30 décongelé a été repris dans 50 ml de tampon de lyse (PBS, 1mg/ml lysozyme, 1mM phényl-méthyl-sulfonide-fluoride (PMSF)). La suspension a été incubée pendant 30 minutes dans la glace puis soniquée. Le lysat a été

agité pendant 30 minutes à température ambiante en présence de TRITON X 100 (concentration finale: 1%) puis clarifié par centrifugation (30000g/1h). Le surnageant a été déposé sur une colonne d'affinité greffée avec le substrat de la GST (14) (Glutathione/Sepharose 4B, Pharmacia) préalablement équilibrée dans du PBS. Après lavage de la colonne avec du PBS, la protéine de fusion GST-e4 a été élueée avec 10 mM de glutathion réduit dans le tampon d'élution 50 mM Tris HCl, pH 8.0.

Des marquages métaboliques de GST-e4 ont été réalisés en ajoutant au milieu de culture et à raison de 10 μ Ci/ml, les résidus L-[³⁵S]-Methionine et -Cystéine (³⁵S Express, NEN, Les Ulis, France) au moment de l'induction par l'IPTG. La purification du produit radioactif (GST-e4*) a été réalisée dans les mêmes conditions que pour le produit non radiomarqué. La concentration des produits purifiés a été déterminée par la méthode de Bradford (Kit "Bio-Rad Protein assay", Biorad, Yvry sur Seine, France). La production de la protéine de fusion GST-e4 a été contrôlée par électrophorèse en gel de polyacrylamide à 10% en présence de SDS (SDS PAGE) (15). Des marqueurs de poids moléculaire précolorés (Gibco) ont été utilisés. La révélation a été effectuée soit par coloration du gel au bleu de Coomassie soit en "western blot" (16) après transfert sur membrane de nitrocellulose (Hybond C super, Amersham, Les Ulis, France) comme suit. Après saturation dans du "blotto" (PBS, 0.2% NP40, 2.5% lait écrémé), la membrane a été incubée pendant 1 heure avec l'immun sérum d'un individu séropositif pour le CMV (CMV+) ou avec l'antipeptide de lapin 85,75 reconnaissant un épitope situé dans la partie C-terminale de l'exon 4 (don de J. A Nelson, (17)). L'immunsérum et l'antipeptide ont été dilués respectivement au 1/100^{ème} et au 1/500^{ème} dans du "blotto". La membrane a été lavée 3 x 5 minutes dans du PBS et incubée pendant 1 heure avec des IgG de chèvre anti-Ig humaines ou anti-Ig de lapin marquées à la peroxydase (GAH/PO, GAR/PO, Nordic, Tebu, Le Perrey en Yvelines, France) diluées au 1/500^{ème} dans du "blotto". Après 3 lavages de 5 minutes chacun dans du PBS, la membrane a été incubée dans la solution de révélation (PBS, 0.5 mg/ml diaminobenzidine (DAB), 0.1% H₂O₂). Quand les produits analysés étaient radiomarqués, une autoradiographie du gel ou de la membrane après western blotting a été réalisée sur film Kodak X-OMAT (Polylabo, France).

Association de GST-e4 aux particules :*

La protéine de fusion GST-e4*, en solution dans du tampon d'élution 50 mM Tris-Cl, pH 8.0, a été incubée avec les trois principaux types de particules (NPS, CA, BVSM) en suspension dans l'eau, à une concentration 5 de 1mg/ml. L'incubation a été effectuée à 4°C sous agitation pendant 1 heure. Le pourcentage d'association a été déterminé en mesurant la radioactivité associée aux particules. L'antigène libre a été éliminé par ultrafiltration à 5000g sur une membrane ayant un seuil de coupure de 300 10 kDa (microsep 300, Filtron, Coignieres, France). La mesure de la radioactivité libre dans l'éluat, dans les lavages et associée aux particules a été réalisée trois fois sur un compteur β (BETAmatic, Kontron). Le pourcentage d'association a été calculé en faisant le rapport de la radioactivité liée sur la somme de la radioactivité libre et de la radioactivité 15 liée aux particules. Des expériences d'association de GST aux particules ont été réalisées dans les mêmes conditions qu'avec GST-e4*. L'association de la GST aux particules après lavage a été confirmée en SDS PAGE.

Stabilité de GST-e4 associée aux particules :*

20 L'association de GST-e4* aux trois types de particules a été effectuée comme précédemment avec un rapport GST-e4*/particule de 0.1 (R=0.1). Les lavages ont été réalisés en RPMI/10% sérum de veau foetal (RPMI/SVF) 25 (Gibco) supplémenté avec 1 mM de pyruvate de sodium , 2mM de L-glutamine, 200 U/ml de pénicilline et 80 ng/ml de streptomycine. Les complexes GST-e4*/particule ont été repris dans le même milieu et incubés à 37°C. Des aliquots ont été prélevés à différents temps, et le pourcentage de GST-e4* associé aux particules a été déterminé comme précédemment.

30 *Capture de GST-e4* par des lignées de lymphocytes B et de macrophages "in vitro":*

35 L'analyse de la capture de GST-e4* soluble ou associé aux particules a été effectuée sur des lignées de macrophages ("MonoMac 6", DSM ACC 124) et de lymphocytes B immortalisés par le virus d'Epstein Barr (B/EBV).

Les cellules (5×10^5 /ml), en plaques de 24 puits à fonds plats (Falcon, Becton Dickinson, New Jersey), ont été incubées dans du RPMI/SVF en atmosphère humide à 5% de CO₂, avec différentes concentrations de GST-e4* soluble ou complexé aux particules (R=0.1). Après 15 heures d'incubation, les cellules 5 ont été récoltées et lavées 2 fois dans du PBS. La radioactivité libre a été comptée dans le surnageant, dans le liquide de lavage et dans les cellules resuspendues dans du PBS. Les résultats de comptage correspondent à la moyenne de trois mesures. Le pourcentage de capture pour une 10 concentration antigénique donnée a été exprimé par le rapport de la radioactivité liée aux cellules sur la radioactivité totale.

Digestion trypsique d'un antigène associé à des nanoparticules

On a incubé à la température ambiante du [35S] GST-e4 soluble, et des 15 mélanges de l'antigène avec différentes nanoparticules, avec de la trypsine provenant du pancréas de boeuf (Sigma), le rapport en masse de l'enzyme au substrat étant de 1:600. Au bout de différents intervalles de temps, on a mis fin aux réactions (aliquotes de 20 µl) par congélation 20 immédiate dans de l'azote liquide. Avant SDS-PAGE, les échantillons ont été décongelés et portés à ébullition dans un tampon échantillon de Laemmli pendant 5 minutes. Pour vérifier que les particules n'inhibaient pas l'activité protéolytique de la trypsine, on a incubé des mélanges contenant 25 5 µg de l'enzyme, en présence ou en l'absence de 3 mg de particules par ml, avec le substrat enzymatique Chromozym-Try (Boehringer Manheim, France), selon les instructions du fabricant. On a déterminé l'activité de trypsine par l'augmentation d'absorbance à $\lambda = 405$ nm. On a quantifié la protéine GST-e4 de 82 kDa par exploration densitométrique du gel coloré au Coomassie.

30 *Analyses par immunofluorescence et par microscopie confocale*

On a utilisé des lymphocytes B transformées par l'EBV provenant du donneur "Be" et la lignée lymphocytaire B Raji du lymphome de Burkitt.

On a incubé les cellules dans un milieu RPMI sans sérum complété par un tampon HEPES 20 mM pH 7,2 et 1 mg/ml de sérumalbumine de boeuf (BSA), à 37°C ou à 4°C, avec de la rhodamine-transferrine 600 nM et/ou 45 mg/ml de FITC-CA, pour différents temps d'incubation. Puis on a lavé les cellules à 5 deux repri-ses dans du PBS froid contenant 1 mg/ml de BSA (BSA-PBS), une fois dans du PBS froid seul, et on les a fixées pendant 30 minutes à la température ambiante dans du PBS contenant 3,7 % de paraformaldéhyde et du saccharose 30 mM. Après 10 minutes d'incubation dans du NH₄Cl-PBS 10 50 mM, trois lavages dans du BSA-PBS et un lavage dans le PBS, on a monté 10 les cellules sur des lamelles de microscope dans 25 mg/ml de Dabco (1,4-diacylbicyclo-(2.2.2)octane, Sigma St. Louis, MO), 100 mg/ml de mowiol (Calbiochem, La Jolla, CA), 25 % (v/v) de glycérol, Tris-HCl 100 mM pH 8,5. Les échantillons ont été examinés au microscope confocal (Leica) fixé à un 15 microscope diaplan (Leitz) équipé d'un double laser, argon-krypton. Des coupes optiques en série ont été enregistrées à des intervalles de 0,5 mm à l'aide d'un objectif de 63x. Les photographies ont été prises sur une pellicule Ilford XP2 400 ASA.

Tests de prolifération des clones TCD4+ anti IE1:

20 L'obtention des clones de lymphocytes TCD4+ anti IE1 et l'analyse de leur prolifération en présence de cellules présentatrices d'antigène (CPA) autologues de donneurs CMV+ (Centre de Transfusion Sanguine de Toulouse) ont été décrits précédemment (18). Brièvement, 2x10⁴ cellules 25 d'un clone T CD4+ ont été incubées dans des plaques de 96 trous à fonds ronds (Falcon) avec les CPA irradiées correspondant à 1x10⁵ leucocytes du sang périphérique (PBL) ou 5x10⁴ lymphocytes B/EBV, autologues ou possédant des molécules du CMH de classe II de même allotype DR. Les cellules ont été incubées dans un volume final de 100 µl en RPMI 30 contenant 10% d'un pool de sérums humains (RPMI/SH) (Laboratoires FANDRE, Ludres, France) et différentes dilutions d'antigène libre ou associé aux particules. Alternativement, l'Ag soluble et les particules vides ont été ajoutés extemporanément aux cellules. Les complexes Ag/ particule

ont été stérilisés par irradiation. Trois jours plus tard, la culture a été marquée pendant 15 heures avec 1 μ Ci par puits de [³H]-thymidine (49 Ci/mmol, Amersham).

La prolifération des clones T est déterminée par la mesure de 5 l'incorporation de [³H]-thymidine par les cellules. Les résultats exprimés en cpm correspondent à la moyenne de trois expériences concomitantes.

Les extraits d'astrocytomes humains (U373MG) transfectés par l'ADN génomique IE (A2) ou non transfectés (A0) qui avaient été utilisés pour 10 générer les clones (18), ont été employés comme contrôles positifs et négatifs, respectivement. La détermination des allotypes DR des différents donneurs a été effectuée par PCR avec des amores oligonucléotidiques spécifiques (Pr Abbal, Lab. Centr. Immunol, CHU Rangueil, Toulouse). Les clones D11 et A3 provenant d'individus (DR3/DR4) et (DR8/DR7) respectivement, ont été utilisés.

15

2) Résultats

Caractérisation des particules synthétisées

20 La taille des particules étaient de 80 nm, avec une déviation standart de 20 nm. Le taux de charge a été titré à 0,8 mmole d'hydroxycholine par gramme de nanoparticules lyophilisées. Les échantillons testés étaient apyrogènes.

25 Production de GST-e4

Expression de GST-e4 dans E Coli

30 L'expression du produit de fusion GST-e4 dans les lysats bactériens a été testée en SDS-PAGE. Les figures 3 et 4 correspondent à l'analyse des lysats de bactéries cultivées en présence d'IPTG. La figure 3 a révélé la présence après coloration au bleu de coomassie, d'une bande correspondant à une masse relative de 82000 dont l'intensité est plus importante dans le lysat de bactéries recombinantes (piste 3) que dans 35 l'échantillon de bactéries non recombinantes (piste 1). En revanche, dans

la piste 1 une production importante de GST (Mr 27000) a été mise en évidence. L'analyse en "western blotting" des mêmes échantillons avec l'anti peptide 85.75 (Fig 4A) et un immunosérum humain anti-CMV a révélé une réactivité spécifique associée à une protéine de masse relative 82000 5 en accord avec la masse attendue pour la protéine de fusion GST-e4 (Figure 2). L'autoradiographie de la membrane (Fig 4B) a révélé une bonne incorporation des résidus radiomarqués dans la protéine de 82 kDa révélée par l'anti peptide, dans les conditions de culture décrites précédemment.

10 **Purification de GST-e4 par chromatographie d'affinité**

Les lysats bactériens ont été soumis à une chromatographie sur sépharose-glutathion et analysés en SDS-PAGE. Les figures 3 et 4 montrent que les protéines GST (piste 2, Mr 27000) et GST-e4 (piste 4, Mr 82000) ont 15 été retenues spécifiquement par le support. Des bandes de masse plus faible co-migrant avec GST-e4 ont été visualisées après western blotting (Fig4A). Ces produits copurifiés avec GST-e4 résultent probablement de la dégradation de la protéine de fusion et contiennent la séquence peptidique reconnue par l'antisérum 85.75. Aucun signal n'a été observé dans la piste 20 correspondant à la GST (piste 1). Nous avons obtenu de façon reproductible et après un seul passage sur la colonne 1mg de GST-e4* avec une activité spécifique de 400mCi /mmole.

25 **Association de GST-e4* aux particules**

Rendement d'association en fonction du type de particules

Les particules (NPS, CA, BVSM) ont été incubées en présence de 30 GST-e4 radiomarquée (GST-e4*) à raison de 1mg de protéine pour 10 mg de vecteur (R=0.1). Les taux d'association moyens (20 tests) sont de l'ordre de 90% et identiques quelles que soient les particules.

Saturation des particules par GST-e4*

35 Des BVSM (100 µg) ont été préincubés avec des quantités croissantes de GST-e4 froide dans un rapport de masse Ag/BVSM allant de 0.1 à 4 (R=0.1 à R=4). Pour chacun de ces rapports, GST-e4* a été ajoutée aux complexes et

le taux d'association de la protéine chaude aux vecteurs a été déterminé par comptage après ultrafiltration. La figure 5 montre que les BVSM sont saturés en antigène quand le rapport massique Ag/BVSM est égal à 2.

5 *Stabilité de l'association GST-e4*/ particules en fonction du temps*

Des complexes GST-e4/particule ($R=0.1$) ont été incubés en RPMI/SVF à 37°C. L'analyse du pourcentage de GST-e4 qui est resté associé aux particules après plusieurs jours d'incubation (Fig 6), a montré que les cinétiques de relargage sont identiques pour les trois types de particules, avec une pente plus forte sur les premières 24 heures. Après 6 jours d'incubation, le taux de GST-e4* associé est de 85%, 80%, et 70% avec les BVSM, CA, et NPS, respectivement. Une analyse en SDS-PAGE des mêmes échantillons suivie d'une autoradiographie a permis de visualiser la protéine associée aux particules.

20 *L'antigène a été associé d'une manière stable à des vecteurs, et protégé d'une protéolyse*

25 Le rendement d'association du [35S]-GST-e4 était compris entre 80 et 90 % et ne dépendait pas de la nature des particules cationisées (NPS, CA, BVSM), et, quand l'antigène a été incubé avec des vecteurs anioniques (CA phosphaté), il n'y a eu piégeage d'aucune substance, comme on pouvait s'y attendre d'après le point isoélectrique acide du GST-e4. Ce résultat a donné à penser que la nature des interactions entre l'antigène et les particules était essentiellement ionique. Pour analyser la stabilité de l'association du GST-e4 aux vecteurs, on a déterminé en fonction du temps la libération de l'antigène à partir des particules dans les conditions de culture. Sur 6 jours d'incubation dans un milieu complet (10 % SVF), la cinétique de la libération de l'antigène était identique pour le NPS, pour le CA et pour le BVSM, et la libération n'a jamais dépassé 30 % pour le NPS, 20 % pour le CA et 15 % pour le BVSM. Nous avons déterminé si l'antigène était protégé

d'une protéolyse par son association à des vecteurs. Dans ce but, on a soumis un antigène [35S]-GST-e4, soluble et complexé, à une digestion par la trypsine, et on l'a analysé en SDS-PAGE. Le gel a ensuite été exploré pour déterminer la présence du produit de 82 kDa. Une exploration 5 densitométrique a montré que, en deux heures d'incubation avec l'enzyme, 30 % de l'antigène complexé étaient accessibles à la protéolyse, alors que 85 % de l'antigène sous forme soluble étaient dégradés (Figure 10). L'effet protecteur n'était pas dû à une inactivation directe de l'enzyme par la particule, car la cinétique de l'activité enzymatique par utilisation du 10 substrat "chromozyme Try" n'était pas affectée par la présence de vecteurs.

Capture de GST-e4 par des lignées de lymphocytes B et de macrophages*

15 Des complexes GST-e4*/particule ($R=0.1$) et la protéine soluble GST-e4* ont été incubés en quantité croissante avec des lignées de macrophages et de lymphocytes B/EBV. Une cinétique d'association des préparations d'antigène (0.6 μ g/ml, $R=0.1$) aux cellules a montré une 20 incorporation équivalente, pour un type d'échantillon donné, et pour des temps d'incubation allant de 10 min à 15h (résultat non montré). Les figures 7 et 8 représentent le pourcentage d'antigène associé aux cellules après 15h d'incubation, en fonction de la quantité de protéine complexée ou soluble ajoutée. Ces figures montrent que pour les lymphocytes B/EBV 25 (Fig 7) et les macrophages (Fig 8), la quantité d'antigène soluble associée aux cellules est très faible même à des concentrations élevées. En ce qui concerne la capture de l'antigène en fonction des différents types de particule, les BVSM ont permis d'obtenir le rendement d'incorporation le plus élevé (30%) avec les deux types cellulaires. Des rendements de l'ordre 30 de 5% à 10%, ont été obtenus avec les NPS et les CA, alors qu'ils avoisinent 1% avec l'antigène soluble.

Des vecteurs synthétiques sont internalisés par des cellules présentatrices d'antigènes (CPA)

Pour étudier plus en détail le mécanisme par lequel les particules
5 assurent la médiation de l'augmentation de la capture de l'antigène par les cellules, nous avons analysé leur aptitude à être internalisé par les CPA par utilisation d'une microscopie confocale. On a incubé des lymphocytes B transformés par l'EBV et provenant de donneur "Be", avec des particules de CA marquées à la fluorescéine, et de la rhodamine-transferrine,
10 pendant différents laps de temps à une température de 4° C ou de 37°C. Puis les cellules ont été fixées, montées et observées sous un microscope confocal, comme décrit dans Matériels et Méthodes. On a procédé à une série Z de coupes optiques selon des incrément de 0,5 µm. On a obtenu d'une manière séquentielle les résultats de la mesure des émissions de la fluorescéine et de la rhodamine, à partir de la même cellule. Chaque image présente une coupe optique médiale d'une cellule représentative : fluorescéine ou rhodamine. Barre : 10 nm.

Dans ce but, on a incubé pendant 19 heures à 37°C, avec des particules de CA marquées à la fluorescéine, des lymphocytes B transformés par l'EBV et provenant du donneur "Be". Des particules de CA ont été trouvées dans les vésicules intracellulaires, ce qui montre qu'elles se trouvent en fait à l'intérieur des cellules. Pour étudier plus en détail le mécanisme responsable de l'internalisation des vecteurs synthétiques, nous avons étudié la cinétique de l'entrée, et nous l'avons comparée à celle de la transferrine, utilisée comme marqueur pour l'endocytose médiée par un récepteur. Les cellules ont rapidement internalisé la transferrine, ce qu'on voit facilement dans les vésicules intracellulaires. Par contraste, les vecteurs fluorescents CA, BVSM ou NPS ont été rarement observés à l'intérieur des cellules, pour des temps d'incubation inférieurs à 3 heures.
20 Au contraire de la transferrine, les particules fluorescentes se sont accumulées sous forme de taches ou de capuchons de grandes dimensions sur la surface des cellules. Au bout de 5, 7 et 19 heures à 37°C, la plupart des cellules présentaient des particules de CA dans les compartiments intracellulaires, bien que des organelles cellulaires se révèlissent différentes de celles qui contenaient la transferrine internalisée. On a
25
30
35

obtenu des résultats analogues en étudiant des cellules provenant de la lignée cellulaire B Raji du lymphome de Burkitt.

Nos résultats ont montré que les vecteurs CA ont été internalisés par les CPA, en s'accumulant lentement dans les compartiments intracellulaires. De plus, tant la cinétique d'entrée que leur localisation intracellulaire ont donné à penser que ces particules suivaient une voie d'endocytose différente de celle de la transferrine.

10 ***Une réponse spécifique des cellules T au CD4+ est renforcée in vitro après association du GST-e4 à des nanoparticules***

Nous avons étudié si la protéine de fusion recombinée GST-e4, libre ou associée à des particules, pourrait être efficacement présentée par des CPA à des clones de lymphocytes T de CD4+ anti IE1, restreintes à DR3 et DR8. Les résultats d'une réponse proliférative représentative du clone BeA3, en présence de PBL apparié en HLA (Figure 11) ou de lymphocytes B (Figure 12) sont présentés. On a obtenu des résultats analogues avec le clone FzD11. Aucune prolifération de cellules T n'a été observée quand on incubait des particules vides, ou des particules associées à GST, en présence ou en l'absence de PBL (Figure 11B) et de lymphocytes B (Figure 12B). Par contraste, la capacité du GST-e4 particulaire à stimuler la prolifération des clones a été renforcée avec tous les types de vecteurs. Quand on utilisait des PBL comme CPA, cet effet adjuvant allait de 5 à 25 fois. De façon remarquable, on avait besoin d'une quantité jusqu'à 25 fois plus faible de protéines sous forme complexée (CA), pour induire une réponse proliférative d'intensité analogue à celle que l'on obtient avec l'antigène libre (Figure 11A). Quand on a utilisé des lymphocytes B pour présenter l'antigène particulaire (Figure 12A), l'effet a été du même ordre de grandeur que celui observé avec les PBL. Pour déterminer si la liaison de l'antigène à la particule était une condition préalable à cet effet, on a ajouté extemporanément aux cellules des CA vides et l'antigène soluble. Dans ces conditions, la potentialisation a encore été observée, mais beaucoup plus faible (2 fois), ce qui pourrait être attribué à une association rapide de l'antigène aux vecteurs au moment de leur introduction dans les puits de culture, car la fixation totale du GST-e4 aux particules était réalisée en 1 heure à 4°C (Matériels et Méthodes).

Bibliographie

5 (1) Alford C.A., and Britt W.J. (1990) *Cytomegalovirus*. In: *Virology*, Second Edition, (ed. B. N. Fields, and D. M. Knipe et al.), Raven Press Ltd., New York.

10 (2) Rasmussen, L. (1993) Progress in the development of a human Cytomegalovirus glycoprotein subunit vaccine. In S Michelson, SA Plotkin eds. *Multidisciplinary Approach to Understanding Cytomegalovirus Disease. Proceedings of the 4th international CMV workshop*. Excerpta Medica. Amsterdam.311-320

15 (3) Liu Y-N, Klaus A, Kari B, Stinski M. F, Eckhardt J, and Gehrz R.C.(1991) The N-terminal 513 amino Acids of the Enveloppe Glycoprotein gB of Human Cytomegalovirus stimulates both B- and T-cell Immune responses in Humans. *J.Viro*. 65: 1644-1648

20 (4) Gilbert M. J, Riddell S. R, Li C-H, and Greenberg, P. (1993) Selective interference with class I Major histocompatibility complex presentation of the Major Immediate-Early Protein following Infection with Human Cytomegalovirus. *J. Virol.* 67: 3461-3469

25 (5) Davignon J-L, Clément D, Alriquet J., Michelson S., and Davrinche C (1994) Analysis of the proliferative T cell response specific for the Human Cytomegalovirus Protein IE1: Phenotype, Frequency and Variability. *Scand. J. Immunol.* 41:247-255

30 (6) Fattal, E, Couvreur, P., and Puisieux, F. (1993) *Méthodes de préparation des liposomes* In: *Les Liposomes*.eds.INSERM, Paris, France

(7) Ron, Y., De Baestelier, P., Gordon, J., Feldman, M., and Segal, S. (1981) Defective induction of antigen-reactive proliferating T cells in B cell-deprived mice *Eur. J. Immunol.* 11 964

5 (8) Machy, P., and Leserman, L. (1993) Internalisation des molécules de surface cellulaire: implications sur le ciblage des liposomes. In: *Les Liposomes*.eds INSERM, Paris, France

(9) LaFemina, R. A., Pizzorno, M. C., Mosca, J. D., and Hayward, G. S. (1989):
10 Expression of the acidic nuclear immediate early protein (IE1) of the human cytomegalovirus in stable cell lines and its preferential association with metaphase chromosome. *Virology*.172, 584-600

(10) Guan K, and Dixon J (1991) Eukaryotic proteins expressed in
15 *Escherichia Coli*: An improved thrombin cleavage and purification procedure of fusion proteins with glutathione S-transferase. *Analyt. Biochem.* 192: 262-267

(11) Sambrook, J. , Fritsch, E. , and Maniatis, T. (1989): Molecular cloning, a
20 laboratory manual. Cold Spring Harbor Laboratory Press .

(12) Sanger, F., Nicklen, S., and Coulson, A. R. (1977) DNA sequencing with chain terminating inhibitors. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA* 74: 5463-5467

25 (13) Marston, F. A. O. (1986): The purification of eukaryotic polypeptides synthetized in *Escherichia coli*. *Biochem. J.* 240:1-12.

(14) Smith, D. B. , and Johnson, K. S. (1988) Single-step purification of
30 polypeptides expressed in *Escherichia coli* as fusions with glutathione-S-transferase. *Gene* 67:31-40.

(15) Laemmli, U. K. (1970): Cleavage of structural proteins during the assembly of the head of the bacteriophage T4. *Nature* 227:680-685

5 (16) Towbin, H. , Staehelin, T. , and Gordon, J. (1979): Electrophoretic transfer of proteins from polyacrylamide gels to nitrocellulose sheets : Procedure and some applications. *Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A.* 76:4350-4354.

10 (17) Stenberg, R., Depto, A. S., Fortney, J., and Nelson, J. (1989) Regulated expression of early and late RNAs and protein from the human cytomegalovirus immediate early gene region. *J. Virology* 63 2699-2708

15 (18) Davrinche C, Pasquier C, Cerutti M, Serradell, L Clement D, Devauchelle G, Michelson S, and Davignon J-L (1993) Expression of human Cytomegalovirus Immediate-early protein IE1 in insect cells: Splicing of RNA and recognition by CD4+ T-cell clones. *Biochem. Biophys. Res. Com.* 195 469-477

REVENDICATIONS

1. Procédé pour augmenter l'immunogénicité d'un antigène, 5 caractérisé en ce que l'antigène est associé par des interactions stables à un vecteur particulaire, ledit vecteur comportant :
 - un noyau hydrophile non liquide
 - une couche externe de composés choisis dans le groupe comprenant les phospholipides et les acides gras.
- 10 2. Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que le noyau est constitué d'une matrice de polysaccharides ou d'oligosaccharides naturellement ou chimiquement réticulés.
- 15 3. Procédé selon l'une des revendications 1 ou 2, caractérisé en ce que des ligands ioniques sont greffés sur le noyau.
4. Procédé selon la revendication 3, caractérisé en ce que le ligand ionique porte au moins une fonction choisie dans le groupe comprenant : phosphates, sulfates, acides carboxyliques, ammonium quaternaires, amines secondaires, amines primaires.
- 20 5. Procédé selon l'une des revendications 3 ou 4, caractérisé en ce que l'antigène est associé au vecteur particulaire par des liaisons ioniques.
6. Procédé selon l'une des revendications 1 à 5, caractérisé en ce que l'antigène est associé au vecteur particulaire par des liaisons hydrophobes.
- 25 7. Procédé selon l'une des revendications 1 à 6, caractérisé en ce que la couche externe du vecteur particulaire est constituée d'acides gras naturels fixés au noyau par des liaisons covalentes.
8. Procédé selon l'une des revendications 1 à 6, caractérisé en ce que la couche externe du vecteur particulaire est constituée de lipides naturels ou synthétiques.

9. Produit susceptible d'être obtenu par le procédé selon l'une des revendications 1 à 8, caractérisé en ce qu'il comprend une association potentialisant l'immunogénicité, d'un antigène lié par des liaisons ioniques et/ou hydrophobes à un vecteur particulaire, ledit vecteur particulaire comportant - un noyau hydrophile non liquide et,

5 - une couche externe, associée au noyau par des interactions hydrophobes et/ou des liaisons ioniques, et constituée des composés choisis dans le groupe comprenant les phospholipides et les acides gras.

10 10. Produit selon la revendication 9, caractérisé en ce que l'antigène est une protéine ou un peptide.

11. Produit selon l'une des revendications 9 ou 10, caractérisé en ce que l'antigène est un déterminant antigénique d'une bactérie ou d'un virus.

15 12. Produit selon l'une des revendications 9 à 11, caractérisé en ce que l'antigène est une protéine du CMV.

13. Produit selon l'une des revendications 9 à 12, caractérisé en ce que l'antigène est la protéine IE1 du CMV, ou un fragment de cette protéine.

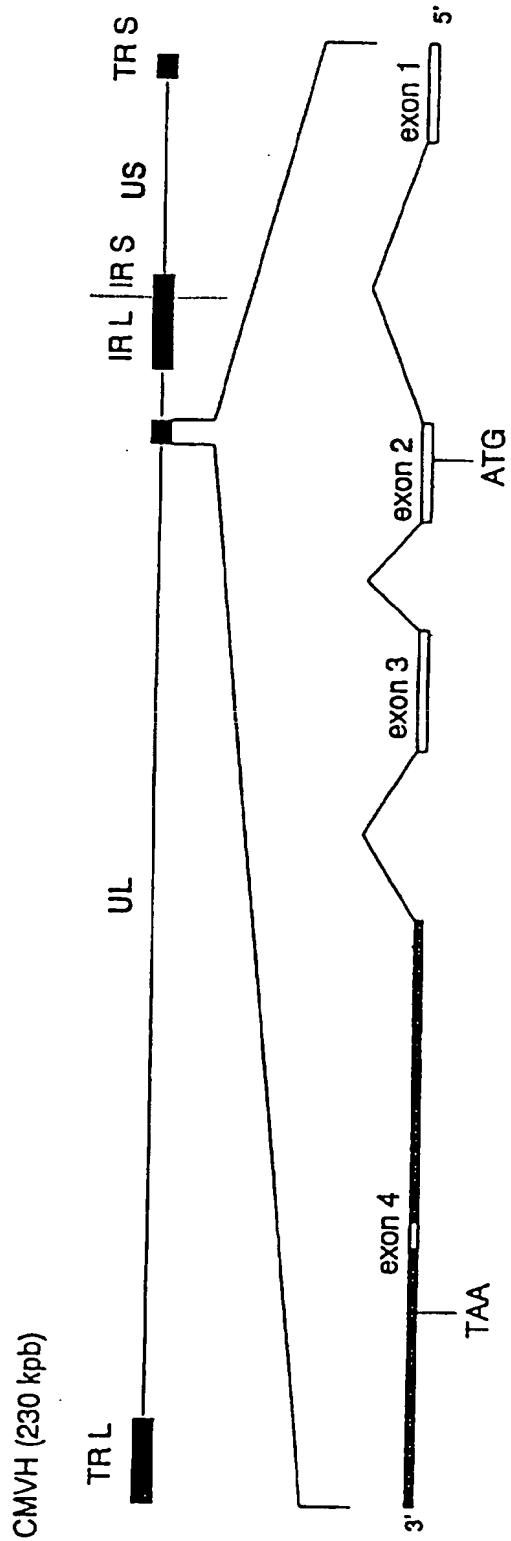
20 14. Produit selon l'une des revendications 9 à 13, caractérisé en ce que l'antigène utilisé est le fragment e4 de la protéine IE1 du CMV.

15. Produit selon la revendication 14, caractérisé en ce que le fragment e4 est associé à la GST.

25 16. Composition pharmaceutique, caractérisée en ce qu'elle comprend un produit selon l'une des revendications 9 à 15, dispersé dans des excipients pharmaceutiquement acceptables.

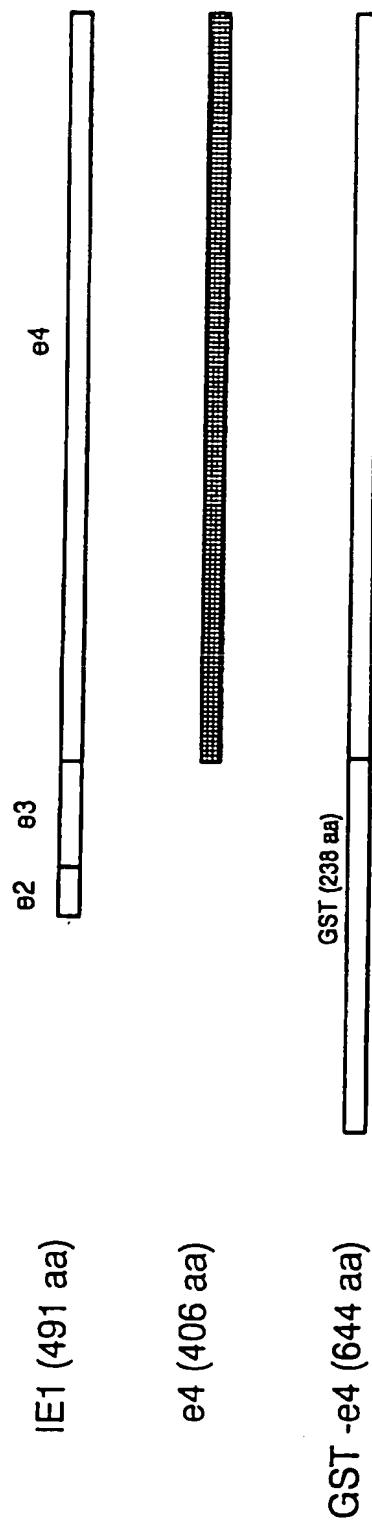
17. Produit selon l'une des revendications 9 à 15 ou composition selon la revendication 17, pour son utilisation à titre de vaccin.

30 18. Protéine de fusion, caractérisée en ce qu'elle comprend le fragment e4 de la protéine IE1 du CMV et au moins une partie de la protéine glutathion-S-transférase.



Shéma de la séquence génomique du cytomégalo-virus humain et de la région IE 1.
 La séquence codant l'épitope reconnu par l'anticorps 85.75 est représentée .

FIG. 1



Shéma de la protéine IE1 du cytomégalovirus humain, du polypeptide e4 et de la protéine de fusion GST-e4 (82 kDa)

FIG. 2

3 / 12

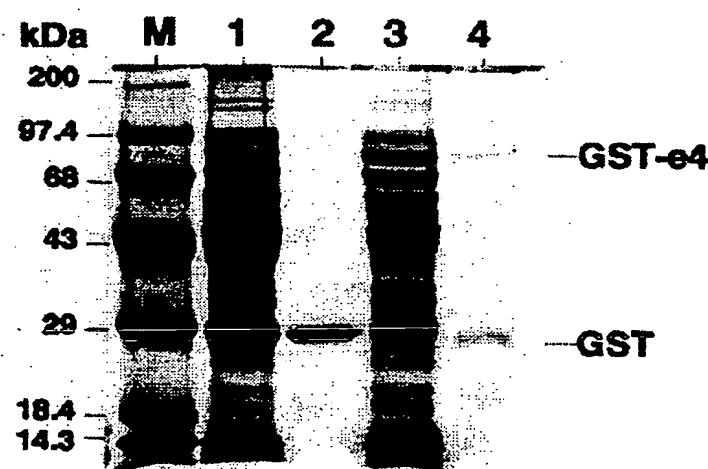
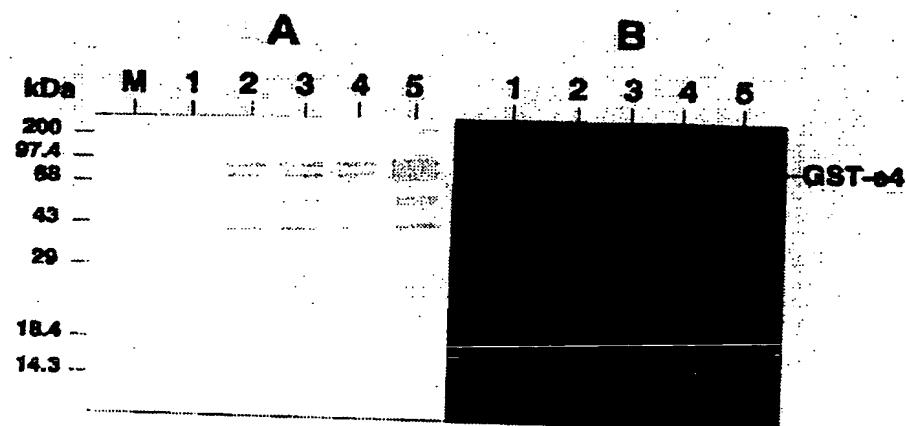
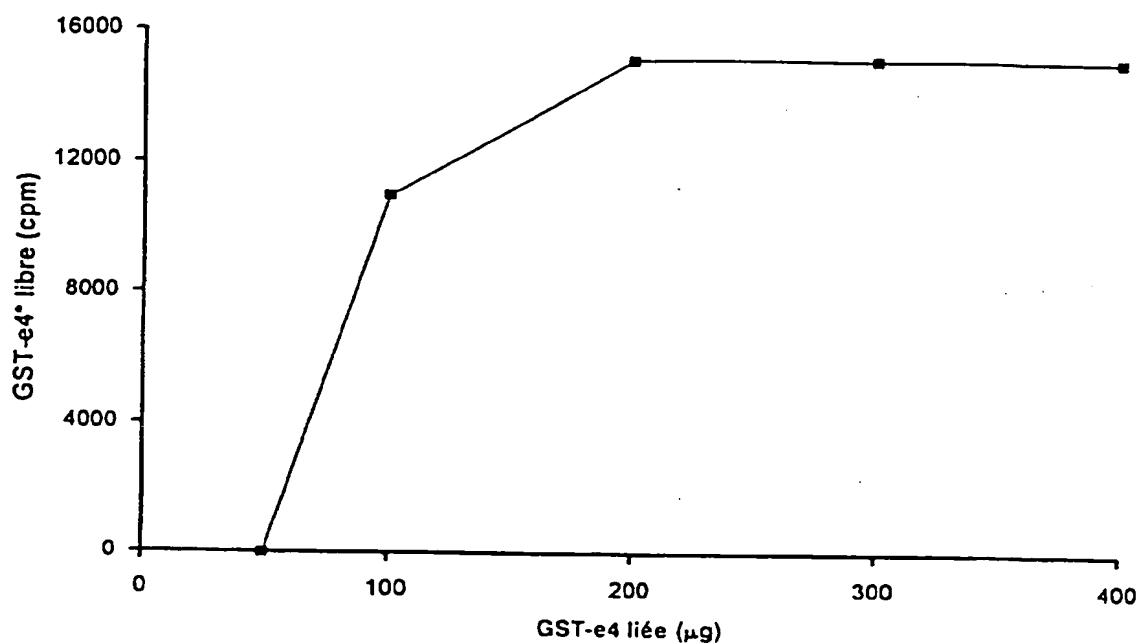


FIG. 3

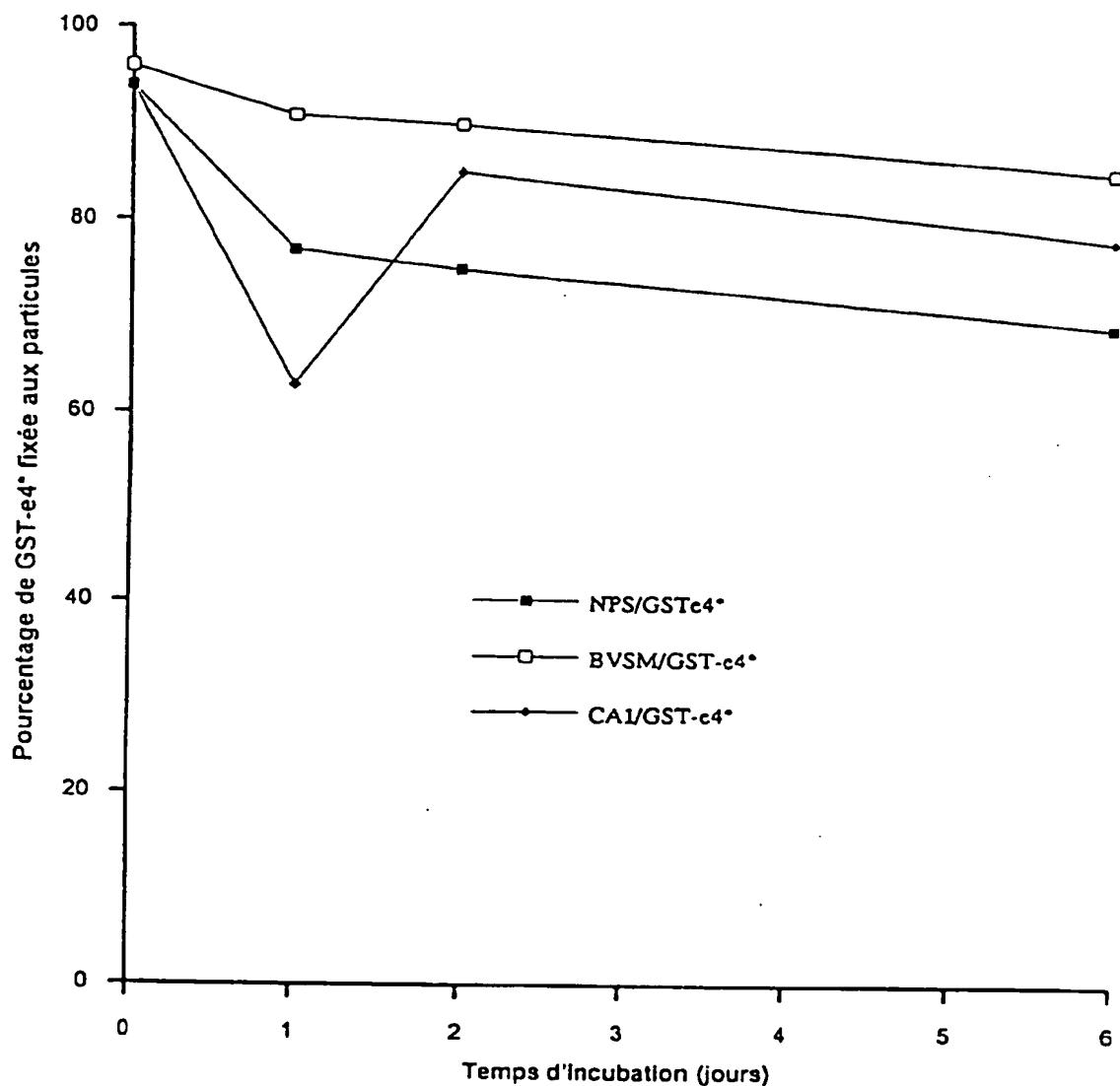
4 / 12

FIG. 4

FEUILLE DE REMplacement (REGLE 26)

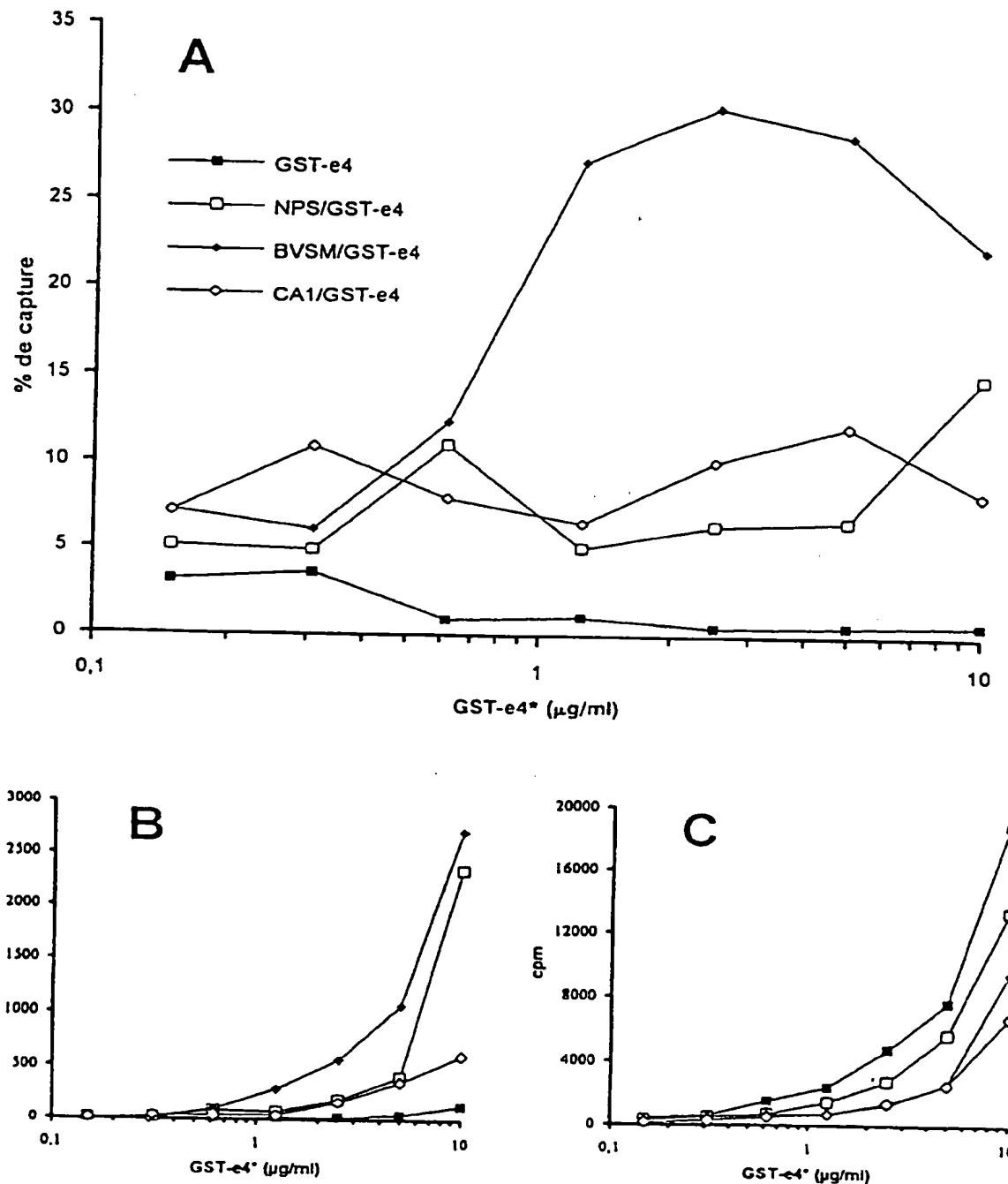


FIG_5

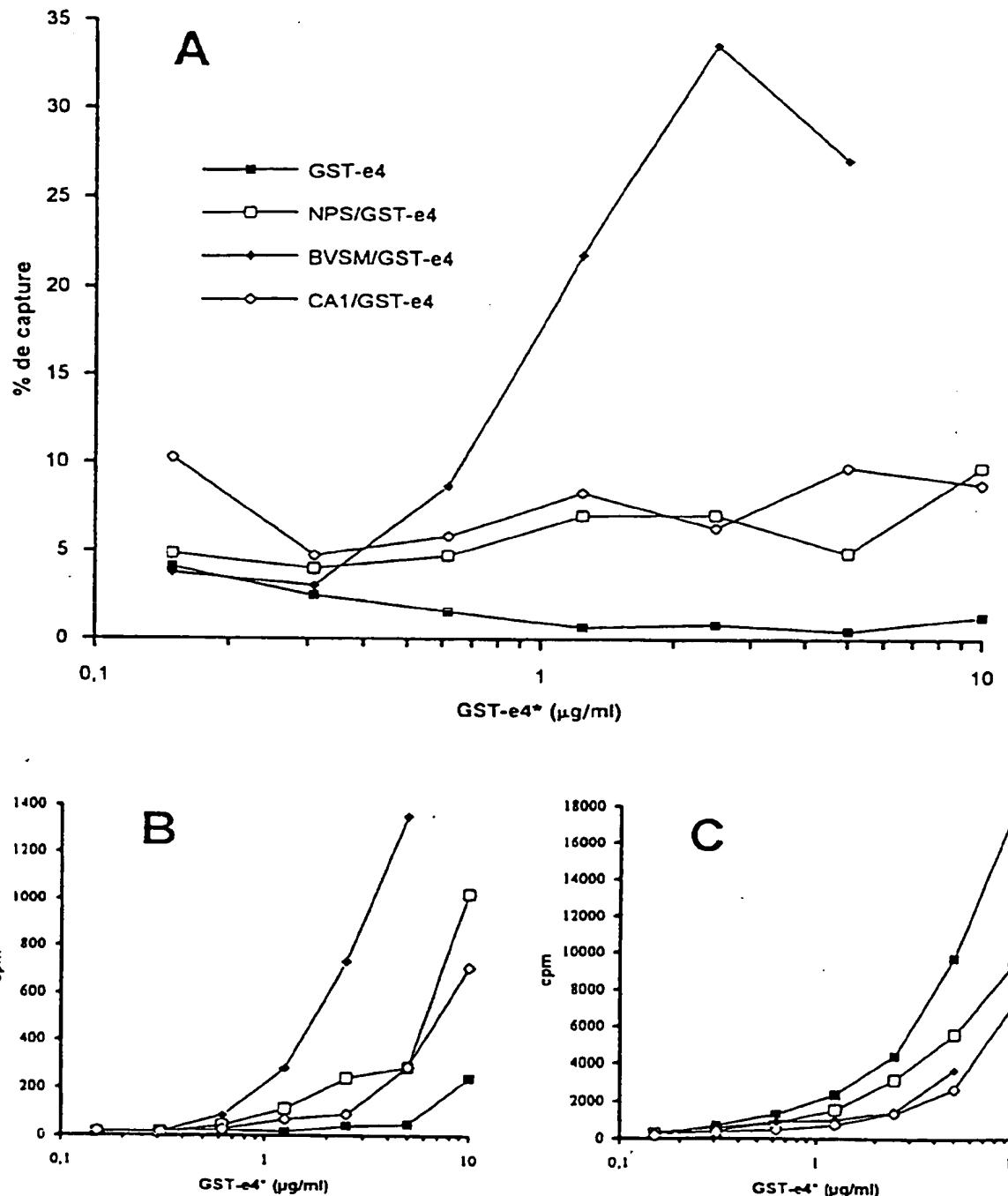


FIG_6

7 / 12

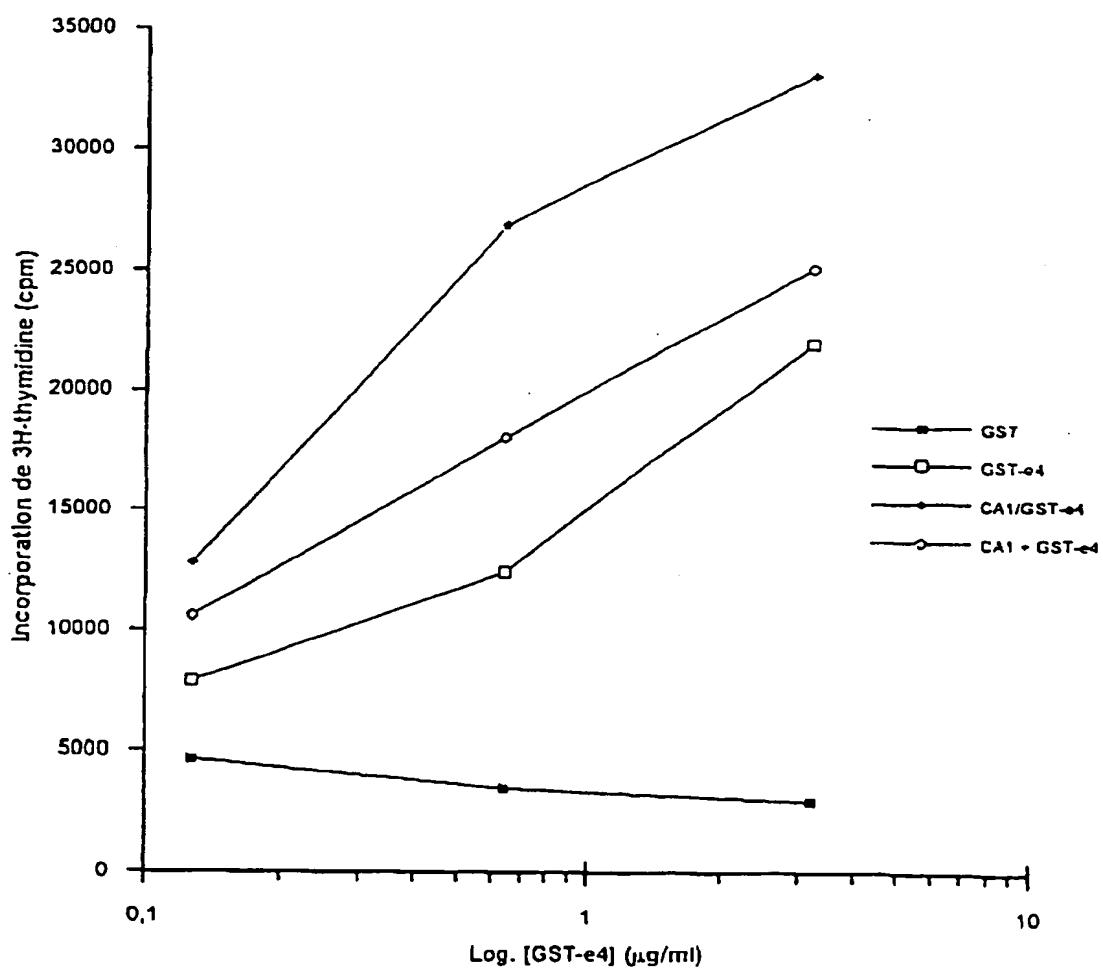


FIG_7

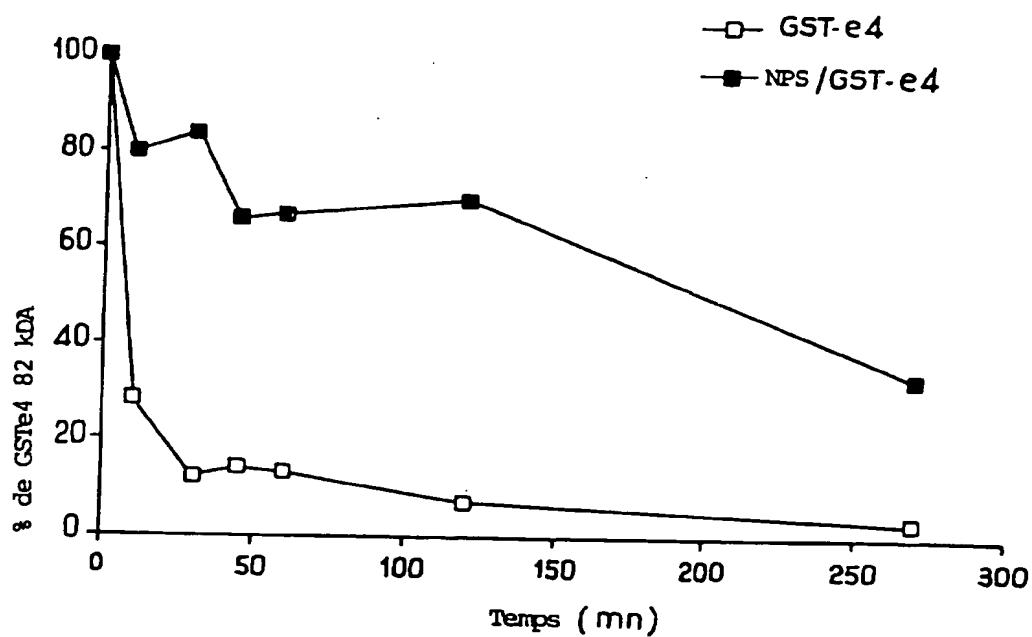


FIG_8

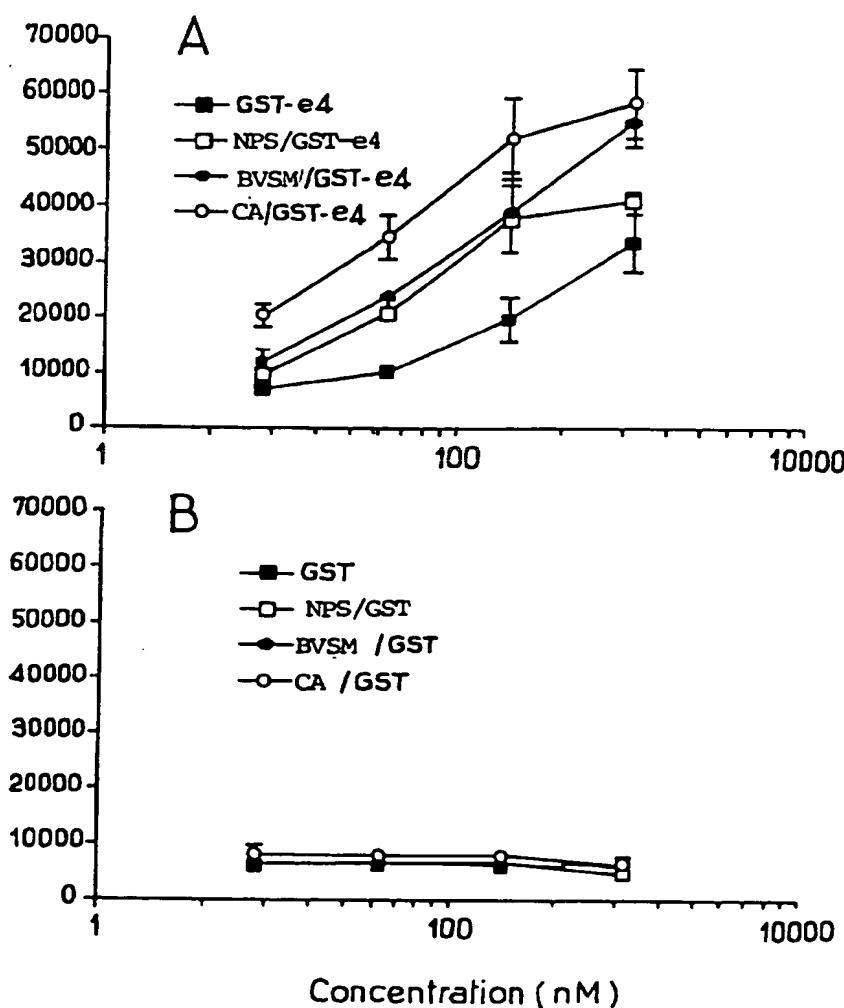
9 / 12

FIG_11

10 / 12

FIG. 10

11/12

FIG.11

12 / 12

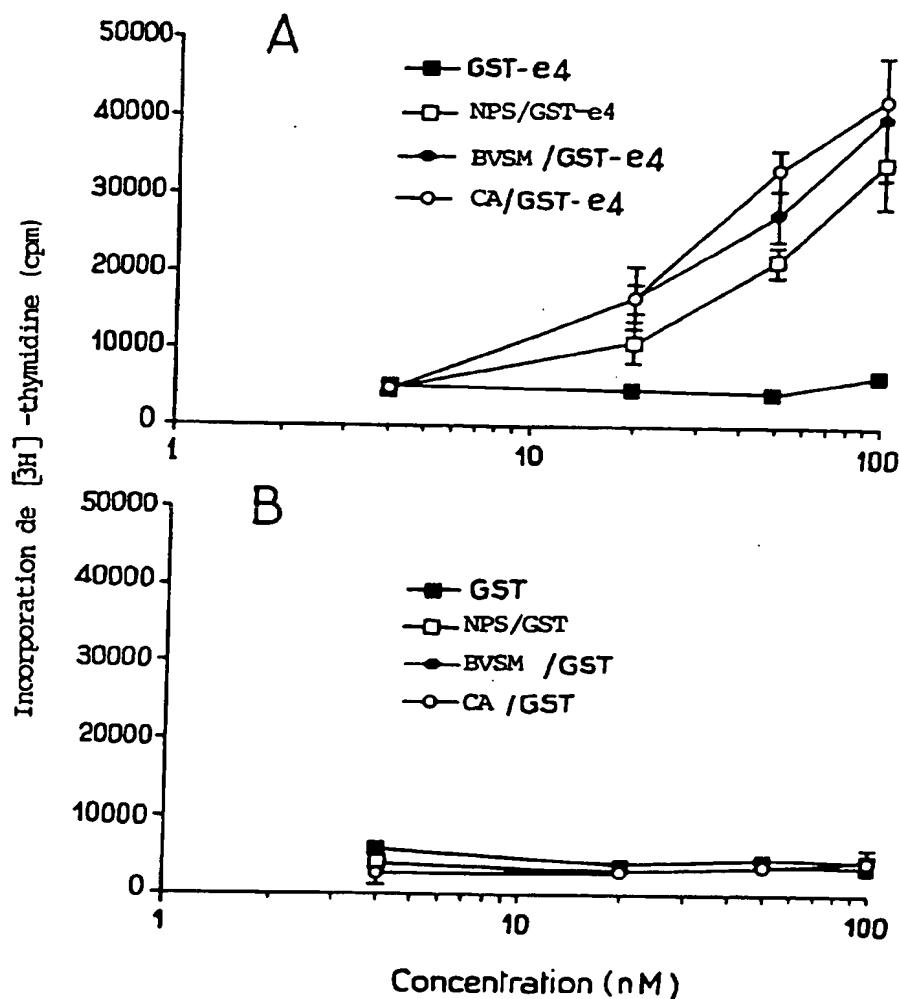


FIG. 12

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No
PCT/FR 95/01138

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER
IPC 6 A61K39/39 A61K39/245
C12N15/38, C12N15/62

C07K19/00 //C07K14/045,

According to International Patent Classification (IPC) or to both national classification and IPC

B. FIELDS SEARCHED

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols)
IPC 6 C07K A61K C12N

Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched

Electronic data base consulted during the international search (name of data base and, where practical, search terms used)

C. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	EP, A, 0 344 040 (CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE) 29 November 1989 see the whole document ---	1-17
A	N.van ROOIJEN "LIPOSOMES" IN I.M. ROITT et al.(Ed's) "ENCYCLOPEDIA OF IMMUNOLOGY", ACADEMIC PRESS, LONDON, 1992 see page 986 - page 988 ---	1-17 -/-

Further documents are listed in the continuation of box C.

Patent family members are listed in annex.

* Special categories of cited documents :

- *'A' document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- *'E' earlier document but published on or after the international filing date
- *'L' document which may throw doubt on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- *'O' document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- *'P' document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

- *'T' later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
- *'X' document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step when the document is taken alone
- *'Y' document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art
- *'A' document member of the same patent family

Date of the actual completion of the international search 12 December 1995	Date of mailing of the international search report 05.01.96
Name and mailing address of the ISA European Patent Office, P.B. 5818 Patentlaan 2 NL - 2280 HV Rijswijk Tl. (+ 31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl, Fax (+ 31-70) 340-3016	Authorized officer Ryckebosch, A

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No
PLI/FR 95/01138

C.(Continuation) DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT

Category *	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.
A	BIOCHEMICAL AND BIOPHYSICAL RESEARCH COMMUNICATIONS, vol. 195, no. 1, 31 August 1993 ORLANDO, FL US, pages 469-477, C. DAVRINCHE ET AL. 'EXPRESSION OF HUMAN CYTOMEGALOVIRUS IMMEDIATE EARLY PROTEIN IE1 IN INSECT CELLS: SPLICING OF RNA AND RECOGNITION BY CD4+ T-CELL CLONES.' cited in the application see the whole document ---	12-15, 18
A	GENE, vol. 67, 1988 AMSTERDAM NL, pages 31-40, D.B. SMITH ET AL. 'SINGLE-STEP PURIFICATION OF POLYPEPTIDES EXPRESSED IN ESCHERICHIA COLI AS FUSIONS WITH GLUTATHIONE S-TRANSFERASE.' cited in the application see the whole document ---	12-15, 18
P, X	WO,A,94 20078 (A ET S BIOVECTEURS) 15 September 1994 see page 12, line 33 see page 12, line 36 see page 14, line 4 - line 5; claims 1-23,26 -----	9,10,16

1

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

Information on patent family members

International Application No
PCT/FR 95/01138

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)		Publication date
EP-A-344040	29-11-89	FR-A-	2631826	01-12-89
		ES-T-	2054048	01-08-94
		WO-A-	8911271	30-11-89
		JP-T-	4500662	06-02-92
		US-A-	5151264	29-09-92
WO-A-9420078	15-09-94	FR-A-	2702160	09-09-94

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Der : Internationale No
PCT/FR 95/01138

A. CLASSEMENT DE L'OBJET DE LA DEMANDE CIB 6 A61K39/39 A61K39/245 C12N15/38, C12N15/62		C07K19/00 //C07K14/045,
Selon la classification internationale des brevets (CIB) ou à la fois selon la classification nationale et la CIB		
B. DOMAINES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORTE Documentation minimale consultée (système de classification suivi des symboles de classement) CIB 6 C07K A61K C12N		
Documentation consultée autre que la documentation minimale dans la mesure où ces documents relèvent des domaines sur lesquels a porté la recherche		
Base de données électronique consultée au cours de la recherche internationale (nom de la base de données, et si cela est réalisable, termes de recherche utilisés)		
C. DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS		
Catégorie	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	EP, A, 0 344 040 (CENTRE NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE) 29 Novembre 1989 voir le document en entier ---	1-17
A	N. van ROOIJEN "LIPOSOMES" IN I.M. ROITT et al. (Ed's) "ENCYCLOPEDIA OF IMMUNOLOGY", ACADEMIC PRESS, LONDON, 1992 voir page 986 - page 988 ---	1-17
	-/-	
<input checked="" type="checkbox"/> Voir la suite du cadre C pour la fin de la liste des documents		<input checked="" type="checkbox"/> Les documents de familles de brevets sont indiqués en annexe
* Catégories spéciales de documents cités: "A" document définissant l'état général de la technique, non considéré comme particulièrement pertinent "E" document antérieur, mais publié à la date de dépôt international ou après cette date "L" document pouvant jeter un doute sur une revendication de priorité ou cité pour déterminer la date de publication d'une autre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée) "O" document se référant à une divulgation orale, à un usage, à une exposition ou tous autres moyens "P" document publié avant la date de dépôt international, mais postérieurement à la date de priorité revendiquée		
"T" document ultérieur publié après la date de dépôt international ou la date de priorité et n'appartenant pas à l'état de la technique pertinent, mais cité pour comprendre le principe ou la théorie constituant la base de l'invention "X" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme nouvelle ou comme impliquant une activité inventive par rapport au document considéré isolément "Y" document particulièrement pertinent; l'invention revendiquée ne peut être considérée comme impliquant une activité inventive lorsque le document est associé à un ou plusieurs autres documents de même nature, cette combinaison étant évidente pour une personne du métier "R" document qui fait partie de la même famille de brevets		
Date à laquelle la recherche internationale a été effectivement achevée 12 Décembre 1995		Date d'expédition du présent rapport de recherche internationale 05.01.96
Nom et adresse postale de l'administration chargée de la recherche internationale Office Europeen des Brevets, P.B. 5818 Patentlaan 2 NL - 2280 HV Rijswijk Té. (+ 31-70) 340-2040, Tx. 31 651 epo nl. Fax (+ 31-70) 340-3016		Fonctionnaire autorisé Ryckebosch, A

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Den : Internationale No
PCT/FR 95/01138

C (suite) DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS		
Catégorie	Identification des documents cités, avec, le cas échéant, l'indication des passages pertinents	no. des revendications visées
A	<p>BIOCHEMICAL AND BIOPHYSICAL RESEARCH COMMUNICATIONS, vol. 195, no. 1, 31 Août 1993 ORLANDO, FL US, pages 469-477, C. DAVRINCHE ET AL. 'EXPRESSION OF HUMAN CYTOMEGALOVIRUS IMMEDIATE EARLY PROTEIN IE1 IN INSECT CELLS: SPLICING OF RNA AND RECOGNITION BY CD4+ T-CELL CLONES.'</p> <p>cité dans la demande voir le document en entier ---</p>	12-15, 18
A	<p>GENE, vol. 67, 1988 AMSTERDAM NL, pages 31-40, D.B. SMITH ET AL. 'SINGLE-STEP PURIFICATION OF POLYPEPTIDES EXPRESSED IN ESCHERICHIA COLI AS FUSIONS WITH GLUTATHIONE S-TRANSFERASE.'</p> <p>cité dans la demande voir le document en entier ---</p>	12-15, 18
P,X	<p>WO,A,94 20078 (A ET S BIOVECTEURS) 15 Septembre 1994 voir page 12, ligne 33 voir page 12, ligne 36 voir page 14, ligne 4 - ligne 5; revendications 1-23,26 -----</p>	9,10,16

1

RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Renseignements relatifs aux membres de familles de brevets

Document brevet cité
au rapport de recherche

Date de publication

Membre(s) de la famille de brevet(s)

Date de publication

Document brevet cité
au rapport de recherche

Date de publication

Document brevet cité
au rapport de recherche

Date de publication

EP-A-344040

29-11-89

FR-A-

2631826

01-12-89

ES-T-

2054048

01-08-94

WO-A-

8911271

30-11-89

JP-T-

4500662

06-02-92

US-A-

5151264

29-09-92

WO-A-9420078

15-09-94

FR-A-

2702160

09-09-94